PCT

WELTORGANISATION FÜR GEISTIGES EIGENTUM Internationales Büro



INTERNATIONALE ANMELDUNG VERÖFFENTLICHT NACH DEM VERTRAG ÜBER DIE INTERNATIONALE ZUSAMMENARBEIT AUF DEM GEBIET DES PATENTWESENS (PCT)

(51) Internationale Patentklassifikation 5:

A1 (4

(11) Internationale Veröffentlichungsnummer:

WO 90/13575

C07K 15/14, A61K 35/12

A1

(43) Internationales
Veröffentlichungsdatum:

15. November 1990 (15.11.90)

(21) Internationales Aktenzeichen:

PCT/EP90/00719

(22) Internationales Anmeldedatum:

4. Mai 1990 (04.05.90)

(30) Prioritätsdaten:

P 39 15 072.0 P 39 22 089.3 9. Mai 1989 (09.05.89) 5. Juli 1989 (05.07.89) DE DE

(71) Anmelder (für alle Bestimmungsstaaten ausser US): BASF AKTIENGESELLSCHAFT [DE/DE]; Carl-Bosch-

Strasse 38, D-6700 Ludwigshafen (DE).

(72) Erfinden und

(72) Erfinder; und
(75) Erfinder/Anmelder (nur für US): LEMAIRE, Hans-Georg
[DE/DE]; Flomersheimer Eck 7, D-6716 Dirmstein
(DE). HILLEN, Heinz [DE/DE]; Max-Planck-Strasse
17, D-6733 Hassloch (DE). MOELLER, Achim [DE/US]; 3 Carriage Lane, Winchester, MA 01890 (US).
DAUM, Lothar [DE/DE]; Reiherstrasse 25, D-6701 Otterstadt (DE). DOERPER, Thomas [DE/DE]; Luitpoldstrasse 3, D-6719 Bissersheim (DE). SUBKOWSKI, Thomas [DE/DE]; Ruchheimer Strasse 1, D-6704 Mutterstadt (DE).

(81) Bestimmungsstaaten: AT (europäisches Patent), AU, BE (europäisches Patent), CA, CH (europäisches Patent),

+ DE (europäisches Patent), DK (europäisches Patent), ES (europäisches Patent), FR (europäisches Patent), GB (europäisches Patent), HU, IT (europäisches Patent), JP, LU (europäisches Patent), NL (europäisches Patent), SE (europäisches Patent), US.

Veröffentlicht

Mit internationalem Recherchenbericht.

Vor Ablauf der für Änderungen der Ansprüche zugelassenen Frist. Veröffentlichung wird wiederholt falls Anderungen eintreffen.

(54) Title: NOVEL TNF-INHIBIT PROTEINS AND THEIR PREPARATION

(54) Bezeichnung: NEUE PROTEINE MIT TNF-HEMMENDER WIRKUNG UND IHRE HERSTELLUNG

(57) Abstract

Novel proteins have a molecular weight of approximately 42.000 daltons and the amino acid sequence Xaa Thr Pro Tyr Ala Pro Glu Pro Gly Ser Thr Cys Arg Leu Arg Glu on their terminal N, where X denotes a hydrogen atom, a phenylalanine (Phe) residue or the amino acid sequences Ala Phe, Val Ala Phe, Gln Val Ala Phe, Ala Gln Val Ala Phe, Pro Ala Gln Val Ala Phe or Leu Pro Ala Gln Val Ala Phe. These proteins have a therapeutic effect.

(57) Zusammenfassung

Es werden neue Proteine beschrieben, welche ein Molekulargewicht von etwa 42.000 Dalton besitzen und am N-Terminus die Aminosäuresequenz Xaa Thr Pro Tyr Ala Pro Glu Pro Gly Ser Thr Cys Arg Leu Arg Glu aufweisen, worin X ein Wasserstoffatom, einen Phenylalaninrest (Phe) oder die Aminosäuresequenzen Ala Phe, Val Ala Phe, Gln Val Ala Phe, Ala Gln Val Ala Phe, Pro Ala Gln Val Ala Phe oder Leu Pro Ala Gln Val Ala Phe darstellt, und die sich zur Behandlung von Krankheiten eignen.

BENENNUNGEN VON "DE"

Bis auf weiteres hat jede Benennung von "DE" in einer internationalen Anmeldung, deren internationaler Anmeldetag vor dem 3. Oktober 1990 liegt, Wirkung im Gebiet der Bundesrepublik Deutschland mit Ausnahme des Gebietes der früheren DDR.

LEDIGLICH ZUR INFORMATION

Code, die zur Identifizierung von PCT-Vertragsstaaten auf den Kopfbögen der Schriften, die internationale Anmeldungen gemäss dem PCT veröffentlichen.

AT	Österreich	23	Spanien	MG	Medagaskar
AU	Australien	Fi	Finalend	ML.	Mali
BB	Barbados	FR	Frankreich	MR	Mauritanien
BE	Belgien	GA	Gabon	MW	Malawi
8F	Burkina Fasso	CB	Vereinigus Königreich	NL	Niederlande
BG	Bulgarien	GR	Griechentand	NO	Norwegen
BJ	Benin	HU	Ungara	RO	Ruminien
88	Brasilien	n	italico	SD	Sudan
CA	Kanada	JP	Japan	SE	Schweden
CF	Zentrale Afrikanische Republik	KP	Demokratische Volksrepublik Korea	SN	Senegal
CC	Kongo	KR	Republik Korea	SU	Soviet Union
CH	Schweiz	u	Liechtenstein	TD	Tschad
СМ	Kamerun	LK	Sci Lanka	TC	Togo
DE	Deutschland, Bundesrepublik	ш	Luxemburg	US	Vereinigte Staaten von Amerika
DK	Dänemark	МС	Monaco		

NEUE PROTEINE MIT THE-HEMMENDER WIRKUNG UND IHRE HERSTELLUNG

Beschreibung

Med. 166, 1280 (1987)).

5 Die vorliegende Erfindung betrifft neue Proteine und deren Herstellung.

TNFα (Tumor-Nekrose-Faktor) ist ein bekanntes Protein, welches ein breites Spektrum an biologischen Aktivitäten besitzt. Er beeinflußt verschiedene maligne und nicht-maligne Zelltypen, spielt eine Rolle bei septischem
10 Schock und Gewebeverletzungen sowie Nierenabstoßungen, Transplantationen, Schocklunge und zerebraler Malaria (Lymphokines 1987 Vol. 14; Pharmaceutical Res. 5, 129 (1988); Science 234, 470 (1986); Nature 330, 662 (1987); J. Exp. Med. 166, 1132 (1987); Science 237, 1210 (1987); J. Exp.

Es ist bekannt, daß man die Wirkung von TNFα mit Antikörpern neutralisieren kann (EP 260 610). Diese Antikörper sind jedoch nicht humane Substanzen, so daß sie bei der Anwendung am Menschen Immunreaktionen auslösen können.

20
Es wurden nun Proteine gefunden, die humanen Ursprungs sind und die Wirkung von TNFc neutralisieren können.

Gegenstand der Erfindung sind Proteine, welche ein Molekulargewicht von 25 etwa 42.000 Dalton besitzen und am N-Terminus die Aminosäuresequenzen

Xaa Thr Pro Tyr Ala Pro Glu Pro Gly Ser Thr Cys Arg Leu Arg Glu

aufweisen, worin X ein Wasserstoffatom, einen Phenylalaninrest (Phe) oder 30 die Aminosäuresequenzen Ala Phe, Val Ala Phe, Gln Val Ala Phe, Ala Gln Val Ala Phe, Pro Ala Gln Val Ala Phe oder Leu Pro Ala Gln Val Ala Phe darstellt, und deren Muteine.

Als Muteine sind Proteine zu verstehen, die durch geeigneten Austausch, 35 Deletion oder Addition von Aminosäuren oder Peptiden in der Proteinkette entstehen, ohne daß dadurch die Wirkung der neuen Proteine stark nachläßt. Die Muteine können auch durch Variation des Glykosidrestes erhalten werden.

40 Die hier beschriebenen neuen Proteine besitzen saure Eigenschaften, ihr isoelektrischer Punkt liegt bei pH 2 bis 5. Sie binden sich spezifisch an TNFα und sind durch Trypsin schwer der gar nicht verdaubar.

BASF Aktiengesellschaft

2

Die neuen Proteine lassen sich beispielsweise aus dem Harn von Pati nten isolieren, die Fieber haben, d.h. deren Körpertemperatur etwa 38°C oder höher ist. Hierzu wird der Harn zunächst konzentriert, was beispielsweise durch Umkehrosmose oder Ultrafiltration geschehen kann. Das dadurch erhaltene Retentat wird anschließend durch Ionenaustausch- und Affinitäts-chromatographie gereinigt.

Die Proteine lassen sich auch aus menschlicher Ascites-Flüssigkeit von Patienten mit Ovarialcarcinomen gewinnen.

10

Die Reinigung der Proteine kann nach bekannten Methoden, wie Affinitätsoder Ionenaustauschchromatographie, erfolgen.

Die so gewonnenen Proteine sind am N-Terminus in der Aminosäuresequenz 15 inhomogen. Es können bis zu 7 Aminosäuren fehlen. Solche Inhomogenitäten sind bei körpereigenen Proteinen nicht ungewöhnlich und treten beispielsweise auch beim y-Interferon auf.

Durch Behandlung mit einer Endoglykosidase verändert das Protein sein 20 Laufverhalten in der SDS-Polyacrylamidgel-Elektrophorese, was auf die Abspaltung von Zuckerresten zurückzuführen ist.

Die hier beschriebenen Proteine liegen im Urin und in der Ascitesflüssigkeit in Konzentrationen zwischen 1 - 100 μ g/l vor. Um das Protein für 25 pharmazeutische Zwecke in größeren Mengen verfügbar zu machen, kann man bekannte gentechnische Methoden (vgl. Maniatis, T. et al: Molecular Cloning: A Laboratory Manual, Cold Spring Harbor Press, N.Y., 1982) heranziehen. Für diesen Zweck muß zunächst die genetische Information für das neue Protein identifiziert und die entsprechende Nukleinsäure isoliert 30 werden. Dazu wird das reine Protein mit Dithiothreitol reduziert, dann wird Iodacetamid zur Derivatisierung der freien SH-Gruppen zugesetzt und anschließend wird das so behandelte Protein mit Bromcyan und anschließend mit Trypsin in kleine Peptide gespalten. Die Auftrennung der Peptide erfolgt über reversed phase-Chromatographie, Die N-terminale Sequenzierung 35 eines dieser gereinigten Peptide ergab die Sequenz Val Phe Cys Thr Lys. Weiter enthält das Protein folgende drei weitere Peptidsequenzen: Gly Val Tyr Thr Ser, Ile Cys Thr Cys Arg Pro Gly Tyr und Pro Gly Thr Glu Thr Ser Asp Val Val Cys Lys Pro Cys Ala Pro Gly Thr Phe Ser Xab Thr Thr Ser Ser Asp Ile Cys Arg Pro, worin Xab eine noch unbekannte Aminosäure ist, die 40 möglicherweise glykosyliert ist.

Die vorhandenen Peptidsequenzen erlauben nun durch die Synthese entsprechende Oligonukleotide eine eindeutige Identifizierung des Gens aus dem

. . .

menschlichen Genom oder aus entsprechenden c-DNA-Bänken durch sequenzspezifische Filterhybridisierung.

Die so erhaltene genetische Information für das Protein kann dann in ver-5 schiedene Wirtszellen, wie eukaryontische Zellen, Hefen, Bacillus subtilis oder E. coli nach bekannten Methoden zur Expression gebracht und das Protein so erhalten werden. In den eukaryotischen Zellen entsteht dabei das Protein in glykosylierter Form.

10 Die Muteine, die sich durch Austausch, Deletion oder Addition von Aminosäuren oder Peptiden von den neuen Proteinen ableiten, werden vorzugsweise nach gentechnischen Methoden dargestellt.

Die neuen Proteine zeigen gute TNFα-inhibierende Wirkungen und lassen sich daher zur Behandlung von Krankheiten einsetzen, bei denen die Konzentration an TNFα in Körperflüssigkeiten erhöht ist, wie z.B. bei septischem Schock. Weiter können sie bei folgenden Erkrankungen angewendet werden: Allergien, Autoimmunkrankheiten, Erkrankungen des rheumatischen Formenkreises, Schocklunge, entzündliche Knochenerkrankungen, Blutgerinnungs20 störungen, Verbrennungen sowie bei Komplikationen nach Transplantationen.

Beispiel 1

Bestimmung der TNFα-inhibitorischen Wirkung

Die biologische Aktivität von TNFa wurde durch Lyse der Mauszellinie L929 (J. Biol. Chem. 260, 2345 (1985) und der Humanzellinie MCF7 bestimmt. Bei Versuchen zur Bestimmung der TNFa inhibitorischen Wirkung wurde eine Konzentration an TNFa gewählt, bei der mindestens 50 % der Zellen lysierten.

Überstände mit TNFα bindenden Proteinen wurden in 1:2 Schritten in Mikrotiterplatten verdünnt. Zu dieser Lösung (0,05 ml) wurden je 0,05 ml Humanbzw. Maus-TNFα (120 pg/ml) gegeben. Anschließend erfolgte die Zugabe von 50.000 L929-Zellen in 0,1 ml Medium, das 2 μg/ml Actinomycin D enthielt.
35 Nach einer Inkubationszeit von 20-24 h bei 37°C im Brutschrank wurden die Zellen fixiert und mit Kristallviolett gefärbt. In Abwesenheit von TNFα-bindendem Protein lysierten TNFα und LT (Lymphotoxin) die Zellen. Diese wurden während der Färbung abgeschwemmt. Der schützende Effekt von Überständen mit TNFα-bindenden Proteinen zeigte sich durch die Färbbarkeit 40 von intakten Zellen, die zurückblieben.

Eine Inhibition der cytotoxischen Wirkung war sow hl gegenüber Human-TNF α , als auch etwas schwächer gegenüber Human-LT zu beobachten, nicht jedoch bei Maus-TNF α .

4

Beispiel 2

40

Proteinisolierung aus Urin

5 40 1 Sammelurin von Patienten mit Fieber (≥38°C) wurde über eine Hemoflow® F60 Patrone (Fa. Fresenius) filtriert, bis das Volumen des Retentatstromes auf 2,5 1 aufkonzentriert war.

Das Retentat wurde anschließend zum Waschen 4 mal mit je 2,5 l 20 mM 10 Natriumphosphatpuffer pH 4,0 versetzt und die Filtration jeweils bis zum Ausgangsvolumen von 2,5 l fortgesetzt.

Das so erhaltene proteinreiche, braun gefärbte Retentat wurde über S-Sepharose® der Fa. Pharmacia (Säule: Ø=5 cm, l=17 cm) chromatogra15 phiert. Die Säule wurde vor Beginn des Auftrages mit 10 Säulenvolumina (SV) 20 mM Natriumphosphatpuffer, pH 5,5 (= Puffer I) äquilibriert und das Retentat aufgetragen. Es wurde mit 3 SV Puffer I nachgewaschen und das Wertprodukt durch Elution mit 3 SV eines 20 mM Natriumphosphatpuffers pH 6,5 (Puffer II) gewonnen.

Zur weiteren Reinigung wurde diese Fraktion über eine TNF-Affinitätssäule (Beispiel 4) gegeben (Ø = 1,5 cm, I=10 cm), die mit 10 SV Puffer III (20 mM Natriumphosphat, 140 mM NaCl, pH 7,2) aquilibriert worden war. Nach dem Auftrag wurde mit 3 SV Puffer III nachgewaschen und die TNF-bindende 25 Proteinfraktion durch Elution der Säule mit 40 ml eines Puffers IV, bestehend aus 0,58 % Essigsäure und 140 mM NaCl, gewaschen.

Zur Isolierung des reinen Proteins wurde das Eluat der TNF-Affinitätssäule über eine Mono Q-Säule HR 5/5 der Fa. Pharmacia aufgetrennt. Dazu wurde 30 zunächst das Eluat mit 0,1 n NaOH auf pH 12,0 eingestellt.

Die Säule wurde mit 11 SV 20 mM Natriumphosphatpuffer pH 12,0 (Puffer v) äquilibriert. 10 ml des pH-adjustierten TNF-Affinitätssäuleneluates wurde aufgetragen und mit 4,4 SV Puffer V gewaschen. Anschließend wurde mit 20 35 mM Natriumphosphat pH 7,5, eluiert.

Zur weiteren Abreicherung von Verunreinigungen wurde die Mono Q-Säule mit 7 SV 20 mM Essigsäurepuffer gespült, der mit 0,1 N HCl auf pH 2,0 eingestellt worden war (Puffer VI).

Danach wurde die Säule mit 5-6 SV 20 mM Essigsäure, 20 mM NH4Cl-Puffer, pH 2,0 (mit 0,1 n HCl eingestellt, Puffer VII) weiter eluiert. Nach 1-2 SV

.

eluierte eine bei 280 nm UV-aktive Bande, die Verunreinigungen enthielt, nach weiteren 1-2 SV eluierte das neue Protein. Eine weitere Menge reines Protein kann durch Nachelution mit 1-2 SV eines auf 100 mM NaCl eingestellten Puffers VII erreicht werden.

5

Das Protein wurde so in einer gelelektrophoretischen Reinheit von >90 % erhalten. Aus 1 l Urin lassen sich etwa 1 bis 10 μ g Protein erhalten.

Beispiel 3

10

Proteinisolierung aus menschlicher Ascitesflüssigkeit.

2,5 l leicht trübe, dünnflüssige Ascitesflüssigkeit, die als Punktat einer Patientin mit Ovarialcarcinom anfiel, wurde 30 min bei 3000 g
15 zentrifugiert. Der überstand wurde mit 10 %iger Phosphorsäure auf pH 7,2 eingestellt und über eine mit Glutardialdehyd vernetzte TNF-Sepharose®-Säule (vgl. Beispiel 4) gegeben. (Ø= 1,5 cm, l = 3 cm). Die Säule wurde mit 50 ml Puffer III äquilibriert und nach dem Auftrag mit 150 ml Puffer III nachgewaschen. Die TNF-bindenden Proteine wurden mit 30 ml
20 Puffer IV eluiert.

Zur weiteren Reinigung wurde das Eluat mit 10%iger HCl auf pH 3,0 eingestellt und auf eine mit 20 mM Essigsäure (pH 3,0) äquilibrierte Chromatographiesäule (Mono S HR 5/5, Fa. Pharmacia) gegeben. Nach dem 25 Auftrag wurde mit 10 ml 20 mM Essigsäure (pH 3,0) nachgewaschen und die TNF-bindenden Proteine anschließend durch Elution mit 4 ml eines Puffergemisches aus 6 Teilen 20 mM Essigsäure (pH 3,0) und 4 Teilen 50 mM Natriumphosphatpuffer (pH 9,0) eluiert. Der pH-Wert des Eluats wurde kontrolliert und gegebenenfalls auf pH 6,5 nachgestellt.

30

Das Eluat wurde über eine mit Natriumphosphatpuffer pH 6,0 (Puffer VIII) äquilibrierte Chomatographiesäule Mono Q HR 5/5 gegeben. Nach Waschen mit je 6 ml Puffer VIII und 6 ml 20 mM Essigsäure, 5 mM NaCl, pH 2,2 wurde das Protein mit 6 ml 20 mM Essigsäure, 150 mM NaCl, pH 2,0 (Puffer IX) von der 35 Säule eluiert.

Die Charakterisierung des letzten Eluats ergab, daß es sich – abgesehen von der Inhomogenität der N-terminalen Sequenz – um das gleiche Protein handelt, welches gemäß Beispiel 2 erhalten wurde.

Beispiel 4

25

Herstellung der TNF-Affinitätssäule

5 a) Kopplung von TNF an BrCN-Sepharose

7,5 g BrCN-Sepharose® (Fa. Pharmacia) wurden in 30 ml Wasser aufgeschlemmt. Nach 30 min Quellzeit wurde die BrCN-Sepharose®-Gelsuspension zuerst mit 500 ml 1 mM HCl-Lösung und dann mit 0,1 M NaHCO3, 0,5 M NaCl, 10 pH 8,3, gewaschen.

136 mg TNF gelöst in 41 ml Puffer (0,1 M NaHCO₃, 0,5 M NaCl, pH 8,3) wurden zu dieser Gelsuspension gegeben. Der Reaktionsansatz wurde 2 h bei Raumtemperatur geschüttelt und die TNF-Sepharose[⊕] bei 3000 U/min abzentri-15 fugiert. Das Gelmaterial wurde mit 40 ml Puffer gewaschen.

Aus der Proteinbestimmung der Überstände errechnet sich eine Kopplungsausbeute von >90 %.

- 20 Zur Blockierung der überschüssigen aktiven Gruppen der BrCN-Sepharose® wurde die Gelsuspension mit 40 ml Puffer (0,1 M NaHCO3, 0,5 M NaCl, 1 M Ethanolamin, pH 8,3) versetzt, anschließend 1 h bei Raumtemperatur geschüttelt und das Ethanolamin dann mit 3 x 40 ml Puffer (0,1 M NaHCO3, 0,5 M NaCl, pH 8,3) ausgewaschen.
 - b) Vernetzung der TNF-Sepharose® mit Glutardialdehyd

20 ml nach a) hergestellter TNF-Sepharose® Gelsuspension wurden zweimal mit 25 ml Puffer (20 mM Natriumphosphat, 140 mM NaCl, pH 8,0) gewaschen. Die Suspension wurde in 40 ml desselben Puffers aufgenommen und mit 1,6 ml 25 %iger Glutardialdehydlösung versetzt. Nach 1 h Schütteln bei Raumtemperatur wurde die Suspension abzentrifugiert und mit 25 ml Puffer (20 mM Natriumphosphat, 140 mM NaCl, 1 M Ethanolamin, pH 8,0) versetzt. Es wurde wieder 1 h geschüttelt und die TNF-Sepharose® Suspension anschließend in eine Chromatographiesäule (Ø=1,5 cm, l=10 cm) gefüllt.

Die Säule war nach Waschen mit 100 ml Puffer (20 mM Natriumphosphat, 140 mM NaCl, pH 7,2) und 50 ml 0,58 % Essigsäure + 140 mM NaCl für die 40 Affinitätschromatographie einsetzbar.

Beispiel 5

Charakterisierung des Proteins

5 a) Molekulargewicht und Reinheit

Zur Bestimmung des Molekulargewichts und der Reinheit wurden 2 μ g des nach Beispiel 2 bzw. 3 erhaltenen Proteins einer 15 % SDS-Polyacrylamidgelelektrophorese unter reduzierenden und nicht reduzierenden Bedingungen unterworfen (Nature 227, 680 (1970)). Im Vergleich mit einer Reihe bekannter Eichproteine wurde das neue Protein nach beiden Methoden nach Färbung mit Coomassie blue als homogene Bande mit einem Molekulargewicht von etwa 42.000 Dalton erkannt.

15 Andere Banden waren nicht zu erkennen. Die Reinheit des Proteins kann daher mit ≥90 % angegeben werden.

Das Protein gibt sich als deutlich blau-violett gefärbte Bande zu erkennen.

20

10

b) N-terminale Sequenzierung

 $10~\mu g$ (=250 pMol) des nach Beispiel 2 erhaltenen Proteins wurden mit einem Gasphasensequenzer N-terminal mehrmals sequenziert.

25

Die N-terminale Sequenzanalyse deutet wegen des Auftretens verwandter Nebensequenzen auf die Inhomogenität der N-terminalen Aminosäuresequenz hin. Es wurden folgende Hauptsequenzen ermittelt:

30 Sequenz la

Phe Thr Pro Tyr Ala Pro Glu Pro Gly Ser Thr Cys Arg Leu Arg Glu

Nebenher konnte in der Gasphasensequenzierung eine um 6 Aminosäuren 35 N-terminal verlängerte

Sequenz 2a

Leu Pro Ala Gln Val Ala Phe Thr Pro Tyr Ala Pro Glu Pro Gly Ser Thr
40 Cys Arg Leu Arg Glu

und eine um 1 Aminosäure N-terminal verminderte

Sequenz 3a

Thr Pro Tyr Ala Pro Glu Pro Gly Ser Thr Cys Arg Leu Arg Glu

5 ermittelt werden.

Analog wurden in dem Protein gemäß Beispiel 3 folgender Hauptsequenzen ermittelt:

10 Sequenz 1b

Leu Pro Ala Gln Val Ala Phe Thr Pro Tyr Ala Pro Glu Pro Gly Ser Thr Cys Arg Leu Arg Glu (etwa 10 %)

15 Sequenz 2b

Pro Ala Gln Val Ala Phe Thr Pro Tyr Ala Pro Glu Pro Gly Ser Thr Cys Arg Leu Arg Glu (etwa 45 %)

20 Sequenz 3b

Ala Gln Val Ala Phe Thr Pro Tyr Ala Pro Glu Pro Gly Ser Thr Cys Arg Leu Arg Glu (etwa 45 %)

25 d) Behandlung mit Trypsin

20 μg der neuen Proteine wurden bei pH 8,5 wie folgt behandelt:

- 1. Zugabe von 0,5 μ g Trypsin, gelöst in 0,1 M NaHCO₃-Puffer pH 8,5; 30 Inkubation 16 h bei 37°C
 - 2. Zugabe von 0,5 μ g Trypsin, gelöst in 0,1 % SDS 0,1 M NaHCO₃-Puffer pH 8,5; Einstellen der Lösung auf 0,1 % SDS-Gehalt; Inkubation 16 h bei 37°C.

Die so behandelten Proteine wurden in einer 15 %igen SDS-Polyacrylamidelektrophorese vergleichend mit dem Ausgangsprotein analysiert. Es konnte kein Abbau der Proteine festgestellt werden.

40 Beispiel 6

. 35

Deglyk sylierung

0,1 ml des gemäß Beispiel 2 erhaltenen Mono Q-Eluats (= 0,1 mg/ml Protein) wurden mit 1 M NaOH auf pH 7,2 eingestellt. Anschließend wurden 10 Units

Glykopeptidase F (Fa. Boehringer Mannheim) zugesetzt. Nach 6 h Inkubati n bei 37°C wurden weitere 10 Units Enzym zugesetzt. Nach weiteren 16 h Reaktionszeit wurden 50 μ l des Ansatzes lyophilisiert und in einem 15%igen SDS-Gel im Vergleich mit unbehandelten Protein analysiert. Das mit Enzym 5 behandelte Protein zeigte ein im Vergleich zur unbehandelten Probe um etwa 3 kD vermindertes Molekulargewicht. Weitere 25 μ l des Ansatzes wurden, wie in Beispiel 1 beschrieben, auf TNF α inhibierende Wirkung getestet. Die TNF α -inhibierende Wirkung blieb auch nach Abspaltung des Zuckeranteils voll erhalten.

10

Beispiel 7

Antikörperproduktion

15 Die in den Beispielen 2 und 3 isolierten Proteine wurden zur Produktion polyklonaler Antikörper in Kaninchen injiziert. Die Reaktivität und Spezifität der Antikörper überprüfte man mittels ELISA. Dazu wurden ELISA-Platten (Fa. Costar) mit einer Lösung von 1 μg Inhibitor- bzw. Kontrollprotein/ml 0,05 M Natriumcarbonatpuffer pH 9,6 beschichtet, die unspezifische 20 Bindung mit 1 % BSA/PBS abgesättigt und mit verschiedenen Serumverdünnungen inkubiert. Die Detektion der gebundenen Antikörper erfolgte mit biotinyliertem anti-rabbit-IgG und Streptavidin-Peroxidase, sowie TMB-Substrat. Zwischen den einzelnen Inkubationen wurde je 3mal mit 0,05 % ®Tween-20/PBS gewaschen. Nach Abstoppen mit 2 M H₂SO₄ bestimmte man die 25 optische Dichte bei 450 nm.

Beispiel 8

40 stimmt.

Proteinnachweis in Körperflüssigkeiten

Zum Nachweis von TNFc bindenden Proteinen in verschiedenen Körperflüssigkeiten diente ein sandwich-ELISA. Dazu wurden ELISA-Platten (Fa. Costar) mit TNF beschichtet (5 µg/ml 0,05 M Natriumcarbonatpuffer pH 9,6). Nach Absättigen mit 1 % BSA/PBS inkubierte man mit den zu untersuchenden Proben z.B. Synovialflüssigkeiten von Rheumatikern. Die Detektion erfolgte mit den unter Beispiel 7 beschriebenen anti-Inhibitor-Antikörpern und biotinyliertem anti-rabbit-IgG/Streptavidin-Peroxidase/TMB-Substrat. Zwischen den einzelnen Inkubationen wurde je 3mal mit 0,05 % ©Tween-20/PBS gewaschen. Die Extinktion bei 450 nm wurde nach Zugabe von 2 M H₂SO₄ be-

Patentansprüche

 Proteine, welche ein Molekulargewicht von etwa 42.000 Dalton besitzen und am N-Terminus die Aminosäuresequenz

5

Xaa Thr Pro Tyr Ala Pro Glu Pro Gly Ser Thr Cys Arg Leu Arg Glu

aufweisen, worin X ein Wasserstoffatom, einen Phenylalaninrest (Phe) oder die Aminosäuresequenzen Ala Phe, Val Ala Phe, Gln Val Ala Phe, Ala Gln Val Ala Phe, Pro Ala Gln Val Ala Phe oder Leu Pro Ala Gln Val Ala Phe darstellt, und deren Muteine.

- 2. Proteine gemäß Anspruch 1 in deglykosylierter Form.
- 15 3. Verfahren zur Herstellung von Proteinen, welche ein Molekulargewicht von etwa 42.000 Dalton besitzen und am N-Terminus die Aminosäuresequenz

Xaa Thr Pro Tyr Ala Pro Glu Pro Gly Ser Thr Cys Arg Leu Arg Glu aufweisen, worin X ein Wasserstoffatom, einen Phenylalaninrest (Phe) oder die Aminosäuresequenzen Ala Phe, Val Ala Phe, Gln Val Ala Phe, Ala Gln Val Ala Phe, Pro Ala Gln Val

Ala Phe darstellt, und deren Muteinen, dadurch gekennzeichnet, daß man den Harn von fiebrigen Patienten konzentriert und das so erhaltene Retentat anschließend durch Ionenaustausch- und Affinitätschromatographie reinigt.

30

20

35

40

INTERNATIONAL SEARCH REPORT

International Application No PCT/EP 90/00719

	SIFICATI N OF SUBJECT MATTER (if several class			
According to International Patent Classification (IPC) or to both National Classification and IPC				
Int.C	1. ⁵ C 07 K 15/14, A 61 K 35/1	12		
II. FIELD	S SEARCHED	entation Searched 7		
Classificati		Classification Symbols		
Cassillean	on System	Ciesanicadon Gymbols		
Int.	C1. ⁵ C 07 K, A 61 K			
	Documentation Searched other to the Extent that such Document	than Minimum Documentation. s are included in the Fields Searched *		
III. DOCU	IMENTS CONSIDERED TO BE RELEVANT			
Category *	Citation of Document, 31 with Indication, where app	propriete, of the relevant passages 12	Relevant to Claim No. 13	
A	EP, A, 0308378 (YEDA) 22 Mar see the whole document	rch 1989,	1-3	
A	Chemical Abstracts, volume 1 (Columbus, Ohio, US), P. "A human inhibitor of tu see page 528, abstract 2 & J. Exp. Med. 1988, 167	Seckinger et al.: mor necrosis factor a", 203006c,	1-3	
A ·	Chemical Abstracts, volume 1 1989, (Columbus, Ohio, U "A tumor necrosis factor present in human biologi see page 553, abstract 1 & Eur. J. Haematol. 1988	S), C. Peetre et al.: binding protein is cal fluids", 33375n,	1-3	
A	Chemical Abstracts, volume 1 1989, (Columbus, Ohio, U "Isolation and character necrosis factor binding	S) I. Olsson et al.: vization of a tumor	1-3	
"A" doct con: "E" earli filin; "L" doct which citat "O" doct other	it extegories of cited documents: 19 ument defining the general state of the art which is not sidered to be of perficular relevance ser document but published on or after the international g date ument which may throw doubts on priority claim(a) or th is cited to establish the publication date of another tion or other special reason (as specified) ument referring to an oral disclosure, use, exhibition or or means ument published prior to the international filing date but than the priority date claimed	"T" later document published after the or priority date and not in conflictive to understand the principle invention. "X" document of particular relevance cannot be considered novel or clinvolve an inventive step. "Y" document of particular relevance cannot be considered to involve as document is combined with one or ments, such combination being of in the art. "A" document member of the same page.	twith the application but or theory underlying the or; the claimed invention annot be considered to the ctaimed invention inventive step when the or more other such docu- vious to a person skilled	
	FICATION	Date of Mailing of this International Sea	rch Report	
	Actual Completion of the international Search Uly 1990 (10.07.90)	26 September 1990		
	al Searching Authority	Signature of Authorized Officer		
	pean Patent Office			

See page 557, abstract 210604r, & Eur. J. Haematol 1989, 42(3), 270-5 The Journal of Biological Chemistry, volume 264, No.20, 15 July 1989, American Society for Biochemistry and Molecular Biology, Inc., (US), P. Seckinger et al.: "Purification and biologic characterization of a specific tumor necrosis factor inhibitor", pages 11966-11973 see the whole document The Journal of Biological Chemistry, volume 264, No.20, 15 July 1989, American Society for Biochemistry and Molecular Biology, Inc., (US), H. Engelmann et al.: "A tumor necrosis factor-binding protein purified to homogeneity from human urine protects cells from tumor necrosis factor toxicity", pages 11974-11980 see the whole document P,X The Journal of Biological Chemistry, volume 265, No.3, 25 January 1990, American Society for Biochemistry and Molecular Biology, Inc., (US), H. Engelmann et al.: "How tumor necrosis factor-binding proteins purified from human urine. Evidence for immunological cross-reactivity with cell surface tumor necrosis factor receptors", pages 1531-1536 see the whole document			III. DOCUMENTS CONSIDERED TO SE RELEVANT (CONTINUED FROM THE SECOND SHEET)				
The Journal of Biological Chemistry, volume 264, No.20, 15 July 1989, American Society for Biochemistry and Molecular Biology, Inc., (US), P. Seckinger et al.: "Purification and biologic characterization of a specific tumor necrosis factor ← inhibitor", pages 11966-11973 see the whole document The Journal of Biological Chemistry, volume 264, No.20, 15 July 1989, American Society for Biochemistry and Molecular Biology, Inc., (US), H. Engelmann et al.: "A tumor necrosis factor-binding protein purified to homogeneity from human urine protects cells from tumor necrosis factor toxicity", pages 11974-11980 see the whole document P,X The Journal of Biological Chemistry, volume 265, No.3, 25 January 1990, American Society for Biochemistry and Molecular Biology, Inc., (US), H. Engelmann et al.: "Two tumor necrosis factor-binding proteins purified from human urine. Evidence for immunological cross-reactivity with cell surface tumor necrosis factor receptors", pages 1531-1536	Plain Ma	7	Plane depreparate, of the resident department	Citation of Document, with the	Category *		
No.20, 15 July 1989, American Society for Biochemistry and Molecular Biology, Inc., (US), P. Seckinger et al.: "Purification and biologic characterization of a specific tumor necrosis factor ← inhibitor", pages 11966-11973 see the whole document The Journal of Biological Chemistry, volume 264, No.20, 15 July 1989, American Society for Biochemistry and Molecular Biology, Inc., (US), H. Engelmann et al.: "A tumor necrosis factor-binding protein purified to homogeneity from human urine protects cells from tumor necrosis factor toxicity", pages 11974-11980 see the whole document P,X The Journal of Biological Chemistry, volume 265, No.3, 25 January 1990, American Society for Biochemistry and Molecular Biology, Inc., (US), H. Engelmann et al.: "Two tumor necrosis factor-binding proteins purified from human urine. Evidence for immunological cross-reactivity with cell surface tumor necrosis factor receptors", pages 1531-1536			tract 210604r, 1989, 42(3), 270-5	see page 557 & Eur. J. Ha			
No.20, 15 July 1989, American Society for Biochemistry and Molecular Biology, Inc., (US), H. Engelmann et al.: A tumor necrosis factor- binding protein purified to homogeneity from human urine protects cells from tumor necrosis factor toxicity", pages 11974-11980 see the whole document P,X The Journal of Biological Chemistry, volume 265, No.3, 25 January 1990, American Society for Biochemistry and Molecular Biology, Inc., (US), H. Engelmann et al.: Two tumor necrosis factor- binding proteins purified from human urine. Evidence for immunological cross-reactivity with cell surface tumor necrosis factor receptors", pages 1531-1536		1-3	39, American Society for Bio- cular Biology, Inc., (US), .:"Purification and biologic of a specific tumor necrosis ". pages 11966-11973	NO.20, 15 Ju chemistry an P. Seckinger characteriza factor c inh	T		
No.3, 25 January 1990, American Society for Biochemistry and Molecular Biology, Inc., (US), H. Engelmann et al.: "Two tumor necrosis factor-binding proteins purified from human urine. Evidence for immunological cross-reactivity with cell surface tumor necrosis factor receptors", pages 1531-1536		1-3	9, American Society for olecular Biology, Inc., (US), .:" A tumor necrosis factor-rified to homogeneity from ts cells from tumor necrosis pages 11974-11980	No.20, 15 Ju Biochemistry H. Engelmann binding prot human urine factor toxic	Т		
		1-3	990, American Society for olecular Biology, Inc., (US), .:"Two tumor necrosis factor-urified from human urine. ological cross-reactivity tumor necrosis factor 1531-1536	No.3, 25 January Biochemistry H. Engelmann binding protestioner for with cell surreceptors", p	P,X		
	·						

ANNEX TO THE INTERNATIONAL SEARCH REPORT ON INTERNATIONAL PATENT APPLICATION NO.

EP 9000719 SA 36484

This annex lists the patent family members relating to the patent documents cited in the above-mentioned international search report. The members are as contained in the European Patent Office EDP file on 18/09/90

The European Patent Office is in no way liable for these particulars which are merely given for the purpose of information.

Patent document cited in search report	Publication date	Pater men	Patent family member(s)	
EP-A- 0308378	22-03-89	AU-A- JP-A-	2206888 2000200	16-03-89 05-01-90
			-	
				·
			•	
			•	
				• .
•				
			•	

FORM POOT

INTERNATIONALER RECHERCHENBERICHT

Internationales Aktenzeichen PCT/EP 90/00719

I. KLA	SSIFIKATION DES ANMELDUNGSGEGENSTANDS (bei	mehreren Klassifikationssympolen sind alle at	nzugeben1 ⁶
Naci	n der Internationalen Patentklassifikation (IPC) oder nach der	nationalen Klassifikation und der IPC	
Int.0	C15 C 07 K 15/14, A 61 K 35/1	2	
II. REC	HERCHIERTE SACHGEBIETE		
	Recherchierter M		
Klassifik	ationssystem	Klassifikationssymbole	
int.C	C 07 K, A 61 K		:
	Recherchierte nicht zum Mindestprüfstoff g unter die recherchierte	₽ -	
IIL EINS	SCHLÄGIGE VERÖFFENTLICHUNGEN ⁹		
Art*	Kennzeichnung der Veröffentlichung 11, sowelt erforderlich	n unter Angabe der maßgeblichen Teile 12	Betr. Anspruch Nr. 13
A	EP, A, 0308378 (YEDA) 22. März 1989 siehe das ganze Dokumen	t	1-3
A	Chemical Abstracts, Band 10 1988, (Columbus, Ohio, P. Seckinger et al.: " of tumor necrosis facto siehe Seite 528, Zusamm & J. Exp. Med. 1988, 16	US), A human inhibitor r a", enfassung 203006c,	1-3
A	Chemical Abstracts, Band 110 1989, (Columbus, Ohio, C. Peetre et al.: "A turbinding protein is presented biological fluids", siehe Seite 553, Zusamme & Eur. J. Haematol. 1988	us), mor necrosis factor ent in human enfassung 133375n,	1-3
"A" Ver def "E" ālte tio	iniert, aber nicht als besonders bedeutsam anzusehen ist eres Dokument, das jedoch erst am oder nach dem interna- nalen Anmeldadatum varöffentlicht worden ist	"T" Spätere Veröffentlichung, die nach der meldedatum oder dem Prioritätsdatum ist und mit der Anmeldung nicht kollic Verständnis des der Erfindung zugru oder der ihr zugrundellegenden Theorie	veröffentlicht worden liert, sondern nur zum ndeliegenden Prinzips angegeben ist
zwi fen	eifelhaft erscheinen zu lässen, doer durch die das verdi- tlichungsdatum einer anderen im Racherchenbericht ge- neren Verlifferwijsburg belent werden soll oder die zus einem	"X" Veröffentlichung von besonderer Bedet te Erfindung kann nicht als neu oder au keit beruhend betrachtet werden "Y" Veröffentlichung von besonderer Bedet	of erfinderischer Tätig- utung: die beanspruch-
"O" Ver	röffentlichung, die sich auf eine mündliche Offenberung, e Benutzung, eine Ausstellung oder andere Maßnahmen ieht	te Erfindung kann nicht als auf erfint ruhend betrachtet werden, wenn die einer oder mehreren anderen Veröffent gorie in Verbindung gebracht wird und	terischer Tätigkeit be- Veröffentlichung mit Lichungen dieser Kate-
turr	öffentlichung, die vor dem internetionelen Anmeldeden, aber nech dem beanspruchten Prioritätsdatum veröffent- it worden ist	einen Fechmenn naheilegend ist "&" Veröffentlichung, die Mitglied derselber	
. –	CHEINIGUNG		
Datu	m des Abschlusses der internationalen Recherche	Absendedatum des Internationalen Rechert	chenberichts
	Juli 1990	2 6. 09. 90	
Inter	nationale Recherchenbehorde	Untersphilft des bevollmachtigten Bedienst	eten
	Europäisches Patentamt	MM/LM/Q/M Natal	i W Inberg

Art *		
	Kennzeichnung der Veröffentlichung, soweit erforderlich unter Angebe der maßgeblichen Teile	Betr, Anspruch Nr.
A	Chemical Abstracts, Band 110, Nr. 23, 5. Juni 1989, (Columbus, Ohio, US), I. Olsson et al.: "Isolation and characterization of a tumor necrosis factor binding protein from urine", siehe Seite 557, Zusammenfassung 210604r, & Eur. J. Haematol 1989, 42(3), 270-5	1-3
T	The Journal of Biological Chemistry, Band 264, Nr. 20, 15. Juli 1989, American Society for Biochemistry and Molecular Biology, Inc., (US), P. Seckinger et al.: "Purification and biologic characterization of a specific tumor necrosis factor & inhibitor", Seiten 11966-11973 siehe den ganzen Artikel	1-3
r	The Journal of Biological Chemistry, Band 264, Nr. 20, 15. Juli 1989, American Society for Biochemistry and Molecular Biology, Inc., (US), H. Engelmann et al.: "A tumor necrosis factor-binding protein purified to homogeneity from human urine protects cells from tumor necrosis factor toxicity", Seiten 11974-11980	1-3
	siehe den ganzen Artikel	,
?,X	The Journal of Biological Chemistry, Band 265, Nr. 3, 25. Januar 1990, American Society for Biochemistry and Molecular Biology, Inc., (US), H. Engelmann et al.: "Two tumor necrosis factor-binding proteins purified from human urine. Evidence for immunological cross-reactivity with cell surface tumor necrosis factor receptors", Seiten 1531-1536 siehe den ganzen Artikel	1-3

ANHANG ZUM INTERNATIONALEN RECHERCHENBERICHT ÜBER DIE INTERNATIONALE PATENTANMELDUNG NR.

EP 9000719 SA 36484

In diesem Anhang sind die Mitglieder der Patentfamilien der im obengenannten internationalen Recherchenbericht angeführten Patentdokumente angegeben. Die Angaben über die Familienmitglieder entsprechen dem Stand der Datei des Europäischen Patentamts am 18/09/90 Diese Angaben dienen nur zur Unterrichtung und erfolgen ohne Gewähr.

Im Recherchenbericht angeführtes Patentdokument	Datum der Veröffentlichung	Mitglied(er) der Patentfamilie		Datum der Veröffentlichung	
EP-A- 0308378	22-03-89	AU-A- 2206888 JP-A- 2000200		3 16-03-89 0 05-01-90	
			•		
		•			
			·		
·					